

克也·阿部

光の限界を超える!

── 回折限界を破る超解像顕微鏡



超解像顕微鏡(super resolution microscopy), フォトクロミズム(photochromism), 蛍光スイッチング(fluorescence switching), 回折限界(diffraction limit)

われわれ生物はミクロな構造体の集合であり、その構造や機能を解明するためにバイオイメージング技術が発達してきた。とくに蛍光顕微鏡はその簡便さから、今日のイメージング研究において欠かせないものとなっている。しかし、通常の蛍光顕微鏡では光の回折限界により波長の約半分程度の大きさ(200 nm)までしか観察できず、多くの細胞小器官の微細構造を観察することはできない。そこで近年ではSTED (stimulated emission depletion) 顕微鏡や、PALM (photoactivated localization microscopy)、STORM (stochastic optical reconstruction microscopy)など、光の回折限界を超える空間分解能を実現した超解像顕微鏡技術が確立され、数十nmの微細構造まで観察することが可能となった。本稿では、超解像顕微鏡について紹介するとともに、超解像顕微鏡プローブとして注目されているフォトクロミズムを利用した蛍光スイッチング分子について述べる。

限界を超えた超解像顕微鏡

STED 顕微鏡¹⁾ は RESOLFT (reversible saturable optical linear fluorescence transitions) 顕微鏡の範疇に属し、光の回 折限界付近まで絞り込んだ蛍光スポットに対してドーナツ状の誘導放出光を照射し、辺縁部を強制的に基底状態へ遷移させることで中心からの蛍光のみを観察し(図 1a)、視野内を走査することで超解像イメージを得る。この原理を応用し、光によって蛍光能の ON/OFF が可能な蛍光プローブを用いる光スイッチング顕微鏡²⁾ も提唱されている。PALM³⁾、STORM⁴⁾では視野内の蛍光分子を微弱な光で数個ずつ発光させ、得られた発光スポットの中心を二次元がウス関数でフィッティングすること

により分子の位置を決定する(図 1 b). この分子を退色,あるいは再び OFF 状態へとスイッチングし,また別の分子を確率的に ON にする. この操作を数千から数万回繰り返すことによって全分子の位置を特定し,超解像イメージを構築する.これらの超解像顕微鏡は三次元観察やマルチカラー観察も可能であり,これまで観察できなかった細胞内の構造体を次つぎと明らかにしている

武藤

超解像顕微鏡プローブの開発

Raymo らは T型フォトクロミック分子であるオキサジン誘 導体を利用した蛍光スイッチングにより超解像イメージング を達成した 5 . [1.3] オキサジンは紫外光照射により C-O 結合 の開裂が起こり、p-ニトロフェノレートをもつインドリウムを 生成する。紫外光照射を止めるとインドリウムは室温において 数マイクロ秒以内にもとの[1.3]オキサジンへと熱的にもどる。 この[1.3] オキサジンに蛍光色素としてクマリンを導入した化 合物 1 は, [1.3] オキサジン構造 (1a) においては波長 400 nm にクマリンに由来する吸収帯をもつのに対し、インドリウム (1b)では共役長が伸びることにより 580 nm にまで深色シフト する (図2a)、このような光異性化に伴う電子構造変化により、 580 nm の蛍光励起光を照射すると 1b のみが蛍光を発するた め、1aと1b間の異性化に伴い、蛍光のON/OFF制御が可能 となる。実際に **1a** を PMMA に 10⁻⁵%程度ドープしたフィル ムを作成し、紫外光照射により少数の 1a を確率的に 1b へと 異性化させ、PALM による光の回折限界を超えた蛍光顕微鏡 観察に成功した.

また、筆者らは高速フォトクロミック分子である[2.2]パラ

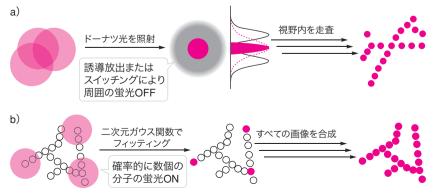


図 1 超解像顕微鏡の原理

a) STED 顕微鏡, b) PALM, STORM の模式図.

シクロファン([2.2] PC)架橋型イミダゾール二量体を用いた蛍光プローブを開発した⁶. [2.2] PC 架橋型イミダゾール二量体に蛍光色素としてフルオレセインを導入した化合物 2 は、消色体 (2a) への紫外光照射により発色体であるラジカル種 (2b) を生成し、照射を止めると数十ミリ秒以内にもとの 2a へともどる(図 2 b). 2a では蛍光波長領域に吸収帯が存在しないが、2bでは吸収帯をもつため、2b においてのみ蛍光色素からの共鳴エネルギー移動(FRET)が起こり、励起状態が熱的に失活し蛍光は消光される。また、フルオレセインが増感色素として働くことで 2a は可視光照射により 2b を生成するため、単一波長の光照射で蛍光の ON/OFF スイッチが可能という特徴がある.

超解像顕微鏡を応用した情報記録

STED 顕微鏡は任意の分子の蛍光能を局所的にコントロールすることが可能なため、蛍光の ON/OFF を情報とする高密度記録が期待できる。Hell らは、緑色蛍光タンパク質 (GFP) を遺伝子改変することで光スイッチングが可能、かつ耐久性の高い rsEGFP を開発し、STED 顕微鏡を用いて一辺 250 nm の空間内に 3×3 ビットのパターンを作成することに成功した 7 . しかし、rsEGFP は読みだし光によっても光異性化して記録された情報がぼやけてしまうため、このように分子の光異性化を

利用して情報記録する場合には、読みだし光で情報が消去され ない非破壊読みだしが求められている

一方,深港,入江らは,ジアリールエテン (DE) に蛍光色素としてペリレンビスイミド (PBI) を導入した化合物 3 を合成し,電子移動を利用した単分子蛍光スイッチングを達成した8. 化合物 3 は開環体 (3a) に可視光照射することで閉環体 (3b) へ,3b に紫外光照射することで 3a へと異性化する P 型フォトクロミック分子である (図 2 c). 3b の LUMO は 3a と比較して約 0.4 eV 低く,励起された PBI から 3b へ電子移動することで PBI の励起状態が失活する.さらに,蛍光励起波長である $500 \sim 550$ nm においては PBI のみが吸収帯をもつため,PBI から DE へのエネルギー移動が抑制され,かつ PBI の S_1 状態が DE の T_1 状態よりも低いことで蛍光励起光による閉環反応が抑制され,非破壊読みだしを可能にしている.これは分子の電子状態を精密にコントロールした好例である.

このように超解像顕微鏡は光の回折限界を破ることで強力なナノ構造観察手法として確立されただけでなく、ナノ領域において光で分子をコントロールするツールとしても応用可能であり、今後の発展が期待される. 【青山学院大学理工学部】

1) T. A. Klar, S. Jakobs, M. Dyba, A. Egner, S. W. Hell, *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, **97**, 8206 (2000). 2) P. Dedecker, J.-I. Hotta, C. Flors, M. Sliwa, H. Uji-i, M. B. J. Roeffaers, R. Ando, H. Mizuno, A. Miyawaki, J. Hofkens, *J. Am. Chem. Soc.*, **129**, 16132 (2007). 3) E. Betzig, G. H. Patterson, R. Sougrat, O. W. Lindwasser, S. Olenych, J. S. Bonifacino, M. W. Davidson, J. Lippincott-Schwartz, H. F. Hess, *Science*, **313**, 1642 (2006). 4) M. J. Rust, M. Bates, X. Zhuang, *Nat. Methods*, **3**, 793 (2006). 5) E. Deniz, M. Tomasulo, J. Cusido, I. Yildiz, M. Petriella, M. L. Bossi, S. Sortino, F. M. Raymo, *J. Phys. Chem. C*, **116**, 6058 (2012). 6) K. Mutoh, M. Sliwa, J. Abe, *ibid.*, **117**, 4808 (2013). 7) T. Grotjohann, I. Testa, M. Leutenegger, H. Bock, N. T. Urban, F. Lavoie-Cardinal, K. I. Willig, C. Eggeling, S. Jakobs, S. W. Hell, *Nature*, **478**, 204 (2011). 8) T. Fukaminato, T. Doi, N. Tamaoki, K. Okuno, Y. Ishibashi, H. Miyasaka, M. Irie, *J. Am. Chem. Soc.*, **133**, 4984 (2011).